



INSTRUCCIONES PARA SU USO

PARACHECK MIF & BAILENGER

REF 5434

V 11

Significado de los pictogramas

Pictogramas	Significado
	Atención, ver instrucciones de uso
IVD	Solo para diagnóstico *in vitro*
2° C 30° C	Conservar entre 2 y 30°C
Σ	Pruebas por kit
	Caducidad
LOT	Número de lote
	Fabricante
2	No reutilizar
REF	Código

Directive 98/79/CE

ALLDIAG

10, rue Ettoré Bugatti - BP 28006
67038 STRASBOURG Cedex 2 - France

Site : www.alldiag.com - E-mail : info@alldiag.com



PARACHECK MIF & BAILENGER

Sistema optimizado de concentración para el análisis de parásitos en muestras de heces humanas y animales

Ref: 5434
Para su uso como diagnóstico *in vitro*

1 - INSTRUCCIONES Y PRINCIPIO DE LA PRUEBA

Los dos métodos usados por el kit Paracheck, permiten concentrar los elementos parasitaria cuando son muy escasos como para ser detectados por examen directo.
El kit Paracheck, permite transportar, almacenar, filtrar y concentrar la muestra de heces.

1. Método BAILENGER
Este método realiza una solución acuosa de heces y una dilución de lípidos (acetato de etilo). Después de centrifugación, se obtiene un sedimento liberado de todos los residuos lipófilos. Con este método, se utiliza ácido acético para ajustar la solución a pH 5. Este pH se reconoce como el más favorable en la concentración de los elementos parasitarios.

2. Método MIF
Esta técnica es especialmente eficaz para la detección de huevos de schistosoma y áscaris, así como quistes de amebas y flagelados. También se puede concentrar trofozoítos de ciertas amebas, como *Dientamoeba fragilis*, que quedan perfectamente identificables.

2 - COMPOSICIÓN DEL KIT

► 25 tubos (3.3ml) del solución Bailenger. Composición de la solución del MIF: CH_3COOH, Acetato sódico, Azida sódica (NaN_3) (Xi-irritante)	
► 25 tubos (3.3ml) del solución MIF Composición de la solución del MIF: Formaldehído, Glicerol.	
► Un frasco gotero de Eosina (3 ml)	
► Un frasco gotero de Lugol (3 ml)	
► 50 filtros	
► Un manual de instrucciones técnicas	

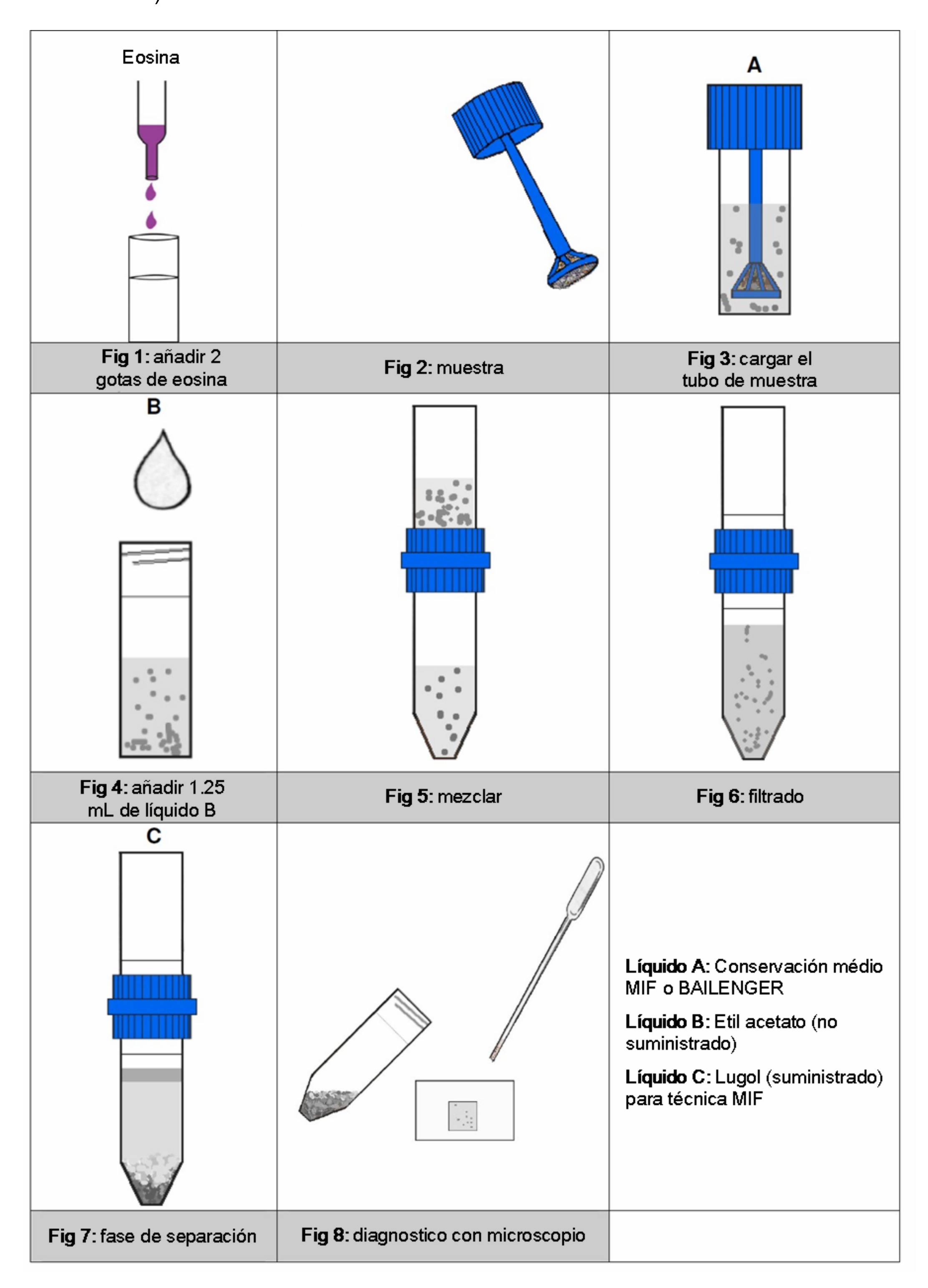
3 - ALMACENAMIENTO Y CADUCIDAD

Los reactivos, están listos para su uso. Todos los elementos del kit se pueden mantener a temperatura ambiente.
No utilizar después de la fecha de caducidad indicada en el kit. NO CONGELAR

4 – PROCEDIMIENTO

1) Añadir **2 gotas de eosina en la solución de MIF, *Fig.1***
2) Depositar la muestra, en el tubo que contiene 3,3 ml de Bailenger o MIF (Líquido A).
Volumen de muestra: Para una concentración óptima, el colector de la muestra debe estar lleno hasta el ras del borde, ***Fig.2***. En el caso de heces líquidas, recoger 1 ml.
La muestra se puede conservar en el tubo a temperatura ambiente.
3) Una vez cerrado, el tubo de muestra se homogeneiza (Vórtex o manual), a fin de separar la muestra del colector y repartirla por el medio, ***Fig.3.***
4) Antes de añadir disolvente, se quitan el colector y el tapón de rosca del tubo de muestra
5) Añadir 1,20 - 1,25 ml de acetato de etilo (líquido B no suministrado) al tubo de muestra, ***Fig.4***
Durante este paso con el tubo del MIF, se puede añadir 0,2 ml de Lugol (Líquido C) o esperar al paso nº 11.
6) Agitar bien el tubo de muestra (10 segundos con vórtex o 20 segundos con agitación manual).
A partir de este momento, la muestra tiene que estar bien disuelta en la fase líquida.
7) El tubo de filtro se conecta al tubo de ensayo y el sistema se une con un giro de 180º. ***Fig.5***
8) Se realiza una filtración activa con la mano hasta la fase líquida se transfiere al tubo de muestra, ***Fig.6***
9) Dejar reposar entre 1 y 2 minutos y la suspensión del filtrado se centrifuga entre 5 y 10 minutos a 1.500-2.000 g, (varias horas de reposo, conducen igualmente a la separación de fases)
10) Después de retirar el tubo de muestra y cuando se elimina la fase líquida del tubo de filtro, el sedimento contiene los elementos parásitos (protozoos, huevos de helmintos, estados larvarios, etc.), ***Fig.7.***

11) Si se utiliza el método MIF, es posible una coloración de los sedimentos en el tubo de filtro, con unas gotas de Lugol (líquido C suministrado), para una mejora de las identificaciones. (también puede añadirse directamente sobre el porta)
12) Una parte del sedimento se transfiere al porta, ***Fig.8.*** (Si no se utiliza el líquido C, puede ser útil añadir unas gotas de líquido de una solución fisiológica o solución salina y mezclar con el concentrado para facilitar la elaboración del porta). La muestra se debe examinar al menos dos veces, para mejorar la exactitud de los resultados.
13) Se recomienda la ampliación:
X 10 para un primer análisis y para detectar los elementos más grandes, P. Ej. Helmintos (huevos y larvas).
X 40-1000 para los protozoos (los hongos, y sobre todo levaduras, son indicador de un proceso correcto de concentración).



5 – PRECAUCIONES

Este kit contiene componentes tóxicos por inhalación, contacto con la piel o ingestión.

- • Se recomienda trabajar con ventilación.
- • Asegúrese de que todos los viales quedan bien cerrados después de cada uso.
- • Las muestras pueden estar contaminados por agentes infecciosos. Considere el material directamente en contacto con la muestras como contaminado. Durante las pruebas, tomar las precauciones necesarias para la manipulación de productos infecciosos.
- • Use una bata, guantes y protección ocular durante la prueba. Evitar todo contacto con la piel y ojos.
- • No comer, beber o fumar durante la manipulación de muestras y durante la realización de las pruebas.
- • Sólo para diagnóstico *in vitro*. No utilice después de la fecha de caducidad. Contiene Azida sódica (NaN_3)

6- BIBLIOGRAFIA

- Allan L. Truant, Stephen H. Elliott, Michael T. Kelly, and Jerome H Smith. 1981. Comparison of Formalin-Ethyl Ether Sedimentation, Formalin-Ethyl Acetate Sedimentation, and Zinc Sulfate Flotation Techniques for Detection of Intestinal Parasites. J. Clin. Microblol. Vol. 13, No. 5: 882-884.
- Janitschke, K. et al. 1986. Empfehlungen zur Laboratoriumsdiagnostik der Amöblasis, Giardiasis, Kryptosporidiose und weiterer Kokzidiosen (herausgegeben von der Kommission des Bundesgesundheitsamtes "Laboratoriumsdiagnostik Intestinaler und Pulmonaler Parasitosen"). Lab. med. 10:118-123.
- Mehlhorn, H., Duwel, D., Raether, W. 1986. Diagnose und Therapie der Parasiten von Haus-, Nutz- und Heimtieren. Gustav Fischer Verlag, Stuttgart, New York, 1.1 Methoden.
- Melvin, D.and M. M. Brooke. 1974. Laboratory procedures for the diagnosis of intestinal parasites. U.S. Department of Health, Education and Welfare, publication no. (CDC) 75-8282. Center for Disease Control, Atlanta, GA.
- Szabados, A., Mayerhofer, K., Tybus, K., Forgacs, S. 1992. Parasitologische StuhidiagnosUk. Vorstellung eines neuentwickelten Konzepts. mta 7 (1992) 9 :894-899.

ALL . DIAG

8, rue Ettoré Bugatti – CS 28006
67038 STRASBOURG Cedex – France

Tél : +33 (0)3 88 78 80 88 - Fax : +33 (0)3 88 78 76 78

Site : www.alldiag.com - Mail : info@alldiag.com